210213US0 Docket No.

IN THE UNITED STATES PATENT AND TRADEMARK OFFICE

IN RE APPLICATION OF: Hiromi OHTAKI, et al.

GAU:

SERIAL NO: New Application

EXAMINER:

FILED:

Herewith

FOR:

BACTERIUM PRODUCING L-GLUTAMIC ACID AND METHOD FOR PRODUCING L-GLUTAMIC ACID

REQUEST FOR PRIORITY

ASSISTANT COMMISSIONER FOR PATENTS WASHINGTON, D.C. 20231

C	m.
	IK.

- ☐ Full benefit of the filing date of U.S. Application Serial Number, filed, is claimed pursuant to the provisions of 35 U.S.C. §120.
- ☐ Full benefit of the filing date of U.S. Provisional Application Serial Number, filed, is claimed pursuant to the provisions of 35 U.S.C. §119(e).
- Applicants claim any right to priority from any earlier filed applications to which they may be entitled pursuant to the provisions of 35 U.S.C. §119, as noted below.

In the matter of the above-identified application for patent, notice is hereby given that the applicants claim as priority:

COUNTRY

APPLICATION NUMBER

MONTH/DAY/YEAR

JAPAN

2000-204256

July 5, 2000

Certified copies of the corresponding Convention Application(s)

- are submitted herewith
- will be submitted prior to payment of the Final Fee
- were filed in prior application Serial No. filed
- \square were submitted to the International Bureau in PCT Application Number . Receipt of the certified copies by the International Bureau in a timely manner under PCT Rule 17.1(a) has been acknowledged as evidenced by the attached PCT/IB/304.
- (A) Application Serial No.(s) were filed in prior application Serial No. filed; and
 - (B) Application Serial No.(s)
 - are submitted herewith
 - will be submitted prior to payment of the Final Fee

Respectfully Submitted,

OBLON, SPIVAK, McCLELLAND, MAIER & NEUSTADT, P.C.

Norman F. Oblon

Registration No. 24,618

> C. Irvin McClelland Registration Number 21,124



Tel. (703) 413-3000 Fax. (703) 413-2220 (OSMMN 10/98)

日本国特許庁 PATENT OFFICE

JAPANESE GOVERNMENT

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出 願 年 月 日 Date of Application:

2000年 7月 5日

出 願 番 号 Application Number:

特願2000-204256

出 願 人 Applicant (s):

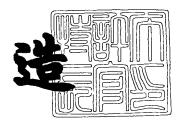
味の素株式会社

2001年 3月16日

特 許 庁 長 官 Commissioner, Patent Office







特2000-204256

【書類名】 特許願

【整理番号】 P-7468

【提出日】 平成12年 7月 5日

【あて先】 特許庁長官殿

【国際特許分類】 C12P 13/06

C12N 15/00

【発明の名称】 Lーグルタミン酸生産菌及びLーグルタミン酸の製造法

【請求項の数】 9

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県川崎市川崎区鈴木町1-1味の素株式会社発酵

技術研究所内

【氏名】 大瀧 博美

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県川崎市川崎区鈴木町1-1味の素株式会社発酵

技術研究所内

【氏名】 中村 純

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県川崎市川崎区鈴木町1-1味の素株式会社発酵

技術研究所内

【氏名】 泉井 裕

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県川崎市川崎区鈴木町1-1味の素株式会社発酵

技術研究所内

【氏名】 中松 亘

【特許出願人】

【識別番号】 00000066

【氏名又は名称】 味の素株式会社

【代理人】

【識別番号】 100089244

【弁理士】

【氏名又は名称】 遠山 勉

【選任した代理人】

【識別番号】 100090516

【弁理士】

【氏名又は名称】 松倉 秀実

【選任した代理人】

【識別番号】 100100549

【弁理士】

【氏名又は名称】 川口 嘉之

【連絡先】 03-3669-6571

【手数料の表示】

【予納台帳番号】 012092

【納付金額】 21,000円

【提出物件の目録】

【物件名】 明細書 1

【物件名】 要約書 1

【プルーフの要否】 要

【書類名】 明細書

【発明の名称】 L-グルタミン酸生産菌及びLーグルタミン酸の製造法 【特許請求の範囲】

【請求項1】 Lーグルタミン酸生産能を有し、かつ、トレハロース合成能が低下又は欠失したコリネ型細菌。

【請求項2】 染色体上のトレハロース合成系酵素遺伝子に変異が導入又は破壊されたことによりトレハロース合成能が低下又は欠失した請求項1記載のコリネ型細菌。

【請求項3】 トレハロース合成系酵素遺伝子が、トレハロースー6ーリン酸シンターゼをコードする遺伝子、マルトオリゴシルトレハロースシンターゼをコードする遺伝子又はこれらの両方の遺伝子である請求項2記載のコリネ型細菌

【請求項4】 トレハロースー6ーリン酸シンターゼをコードする遺伝子が配列番号30に記載のアミノ酸配列をコードし、マルトオリゴシルトレハロースシンターゼをコードする遺伝子が配列番号32に記載のアミノ酸配列をコードする請求項3記載のコリネ型細菌。

【請求項5】 請求項1~4のいずれか一項に記載のコリネ型細菌を培地に培養し、同培地中にLーグルタミン酸を生成、蓄積させ、同培地からLーグルタミン酸を採取することを特徴とするLーグルタミン酸の製造法。

【請求項6】 下記(A)又は(B)に示す蛋白質をコードするDNA。

- (A) 配列番号30に記載のアミノ酸配列を有する蛋白質。
- (B)配列番号30に記載のアミノ酸配列において、1若しくは数個のアミノ酸の置換、欠失、挿入、又は付加を含むアミノ酸配列からなり、かつ、トレハロース-6-リン酸シンターゼ活性を有する蛋白質。

【請求項7】 下記(a) 又は(b) に示すDNAである請求項6記載のDNA。

- (a) 配列番号29に記載の塩基配列のうち、少なくとも塩基番号484~19 38からなる塩基配列を含むDNA。
- (b) 配列番号29に記載の塩基配列のうち、少なくとも塩基番号484~19

38からなる塩基配列とストリンジェントな条件下でハイブリダイズし、同塩基 配列と55%以上の相同性を有し、かつ、トレハロース-6-リン酸シンターゼ 活性を有する蛋白質をコードするDNA。

【請求項8】 下記(A)又は(B)に示す蛋白質をコードするDNA。

- (A) 配列番号32に記載のアミノ酸配列を有する蛋白質。
- (B)配列番号32に記載のアミノ酸配列において、1若しくは数個のアミノ酸の置換、欠失、挿入、又は付加を含むアミノ酸配列からなり、かつ、マルトオリゴシルトレハロースシンターゼ活性を有する蛋白質。

【請求項9】 下記(a) 又は(b) に示すDNAである請求項8記載のDNA。

- (a) 配列番号31に記載の塩基配列のうち、塩基番号82~2514からなる 塩基配列を含むDNA。
- (b) 配列番号31に記載の塩基配列のうち、塩基番号82~2514からなる塩基配列又は同塩基配列から調製され得るプローブとストリンジェントな条件下でハイブリダイズし、同塩基配列と60%以上の相同性を有し、かつ、マルトオリゴシルトレハロースシンターゼ活性を有する蛋白質をコードするDNA。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】

本発明は、新規なLーグルタミン酸生産菌及びそれを用いた発酵法によるLーグルタミン酸の製造法に関する。Lーグルタミン酸は、食品、医薬品等として重要なアミノ酸である。

[0002]

【従来の技術】

従来、Lーグルタミン酸は、主としてブレビバクテリウム属、コリネバクテリウム属、ミクロバクテリウム属に属するいわゆるコリネ型Lーグルタミン酸生産菌またはそれらの変異株を用いた発酵法により製造されている(アミノ酸発酵、学会出版センター、195~215頁、1986年)。

[0003]

発酵法によるL-グルタミン酸の製造においては、トレハロースが副生することが知られている。そこで、生成したトレハロースを分解又は代謝させる技術が開発されている。そのような技術として、トレハロース上での増殖能が誘発されたコリネ型細菌を用いてアミノ酸を発酵生産する方法(特開平5-276935)、及び、トレハロース分解酵素遺伝子が増幅されたコリネ型細菌を用いてアミノ酸を発酵生産する方法(大韓民国特許公報(B1)特165836)が知られている。しかし、L-グルタミン酸生産菌において、トレハロースの生成自体を抑制することは知られていない。

[0004]

エシェリヒア・コリにおいては、トレハロースの合成は、トレハロース-6-リン酸シンターゼによって触媒される。これらの酵素は、otsA遺伝子によってコードされていることが知られている。また、エシェリヒア・コリのotsA遺伝子破壊は、高浸透圧培地にてほとんど生育できなくなることが報告されている(H. M. Glaever, et al., J. Bacteriol., 170(6), 2841-2849(1998))が、otsA遺伝子の破壊と物質生産との関係は知られていない。

[0005]

一方、ブレビバクテリウム属細菌では、ブレビバクテリウム・ヘルボルムにおいてtreY遺伝子は知られているが、otsA遺伝子は知られていない。尚、マイコバクテリウム属細菌では、トレハロース生合成系酵素遺伝子として、otsA遺伝子及びtreY遺伝子とは別のtreS遺伝子によってコードされる産物(トレハロースシンターゼ (TreS))による反応を経由する経路が知られている(De Smet K. A., et al., Microbiology, 146(1), 199-208 (2000))。しかし、この経路はマルトースを基質としており、グルコース、フルクトース又はシュークロースを原料とする通常のLーグルタミン酸発酵には関連性がない。

[0006]

【発明が解決しようとする課題】

本発明の課題の一つは、コリネ型細菌を用いた発酵法によるLーグルタミン酸の製造において、トレハロースの副生を抑制し、Lーグルタミン酸の生産効率を向上させることにある。

[0007]

【課題を解決するための手段】

本発明者は、上記課題を解決するために鋭意検討を行った結果、ブレビバクテリウム属細菌はマイコバクテリウム・ツベルクロシスと同様にotsA遺伝子及びtreY遺伝子を保持していること、及び、少なくともこれらの遺伝子の一方を破壊することによって、Lーグルタミン酸の生産効率が向上することを見出し、本発明を完成するに至った。

すなわち本発明は、以下のとおりである。

[0008]

- (1) L-グルタミン酸生産能を有し、かつ、トレハロース合成能が低下又は欠失したコリネ型細菌。
- (2)染色体上のトレハロース合成系酵素遺伝子に変異が導入又は破壊されたことによりトレハロース合成能が低下又は欠失した(1)のコリネ型細菌。
- (3) トレハロース合成系酵素遺伝子が、トレハロースー6ーリン酸シンターゼをコードする遺伝子、マルトオリゴシルトレハロースシンターゼをコードする遺伝子又はこれらの両方の遺伝子である(2)のコリネ型細菌。
- (4)トレハロース-6-リン酸シンターゼをコードする遺伝子が配列番号30 に記載のアミノ酸配列をコードし、マルトオリゴシルトレハロースシンターゼを コードする遺伝子が配列番号32に記載のアミノ酸配列をコードする(3)のコ リネ型細菌。
- (5) (1) ~ (4) のいずれかのコリネ型細菌を培地に培養し、同培地中にLーグルタミン酸を生成、蓄積させ、同培地からLーグルタミン酸を採取することを特徴とするLーグルタミン酸の製造法。

[0009]

- (6) 下記(A)又は(B)に示す蛋白質をコードするDNA。
 - (A) 配列番号30に記載のアミノ酸配列を有する蛋白質。
- (B) 配列番号30に記載のアミノ酸配列において、1若しくは数個のアミノ酸の置換、欠失、挿入、又は付加を含むアミノ酸配列からなり、かつ、トレハロース-6-リン酸シンターゼ活性を有する蛋白質。

- (7) 下記 (a) 又は (b) に示すDNAである (6) のDNA。
- (a) 配列番号29に記載の塩基配列のうち、少なくとも塩基番号484~1 938からなる塩基配列を含むDNA。
- (b)配列番号29に記載の塩基配列のうち、少なくとも塩基番号484~1938からなる塩基配列とストリンジェントな条件下でハイブリダイズし、同塩基配列と55%以上の相同性を有し、かつ、トレハロース-6-リン酸シンターゼ活性を有する蛋白質をコードするDNA。
 - (8) 下記 (A) 又は (B) に示す蛋白質をコードする DNA。
 - (A) 配列番号32に記載のアミノ酸配列を有する蛋白質。
- (B) 配列番号32に記載のアミノ酸配列において、1若しくは数個のアミノ酸の置換、欠失、挿入、又は付加を含むアミノ酸配列からなり、かつ、マルトオリゴシルトレハロースシンターゼ活性を有する蛋白質。
 - (9)下記(a)又は(b)に示すDNAである(8)のDNA。
- (a)配列番号31に記載の塩基配列のうち、塩基番号82~2514からなる塩基配列を含むDNA。
- (b)配列番号31に記載の塩基配列のうち、塩基番号82~2514からなる塩基配列又は同塩基配列から調製され得るプローブとストリンジェントな条件下でハイブリダイズし、同塩基配列と60%以上の相同性を有し、かつ、マルトオリゴシルトレハロースシンターゼ活性を有する蛋白質をコードするDNA。

[0010]

尚、トレハロース-6-リン酸シンターゼ活性とは、UDPーグルコースとグルコース6-リン酸からα,α-トレハロース6-リン酸とUDPへの反応を触媒する活性を、マルトオリゴシルトレハロースシンターゼ活性とは、マルトペンタオースからマルトトリオシルトレハロースの反応を触媒する活性をいう。

[0011]

【発明の実施の形態】

以下、本発明を詳細に説明する。

本発明のコリネ型細菌は、Lーグルタミン酸生産能を有し、かつ、トレハロース合成能が低下又は欠失したコリネ型細菌である。

[0012]

本発明でいうコリネ型細菌としては、バージーズ・マニュアル・オブ・デターミネイティブ・バクテリオロジー (Bergey's Manual of Determinative Bacteriology) 第8版599頁 (1974) に定義されている一群の微生物であり、好気性、グラム陽性、非抗酸性、胞子形成能を有しない桿菌であり、従来ブレビバクテリウム属に分類されていたが現在コリネバクテリウム属細菌として統合された細菌を含み (Int. J. Syst. Bacteriol., 41, 255 (1981))、またコリネバクテリウム属と非常に近縁なブレビバクテリウム属細菌及びミクロバテリウム属細菌を含む。 Lーグルタミン酸の製造に好適に用いられるコリネ型細菌の菌株としては、例えば以下に示すものが挙げられる。

[0013]

- コリネバクテリウム・アセトアシドフィラム
- コリネバクテリウム・アセトグルタミカム
- コリネバクテリウム・アルカノリティカム
- コリネバクテリウム・カルナエ
- コリネバクテリウム・グルタミカム
- コリネバクテリウム・リリウム (コリネバクテリウム・グルタミカム)
- コリネバクテリウム・メラセコーラ
- コリネバクテリウム・サーモアミノゲネス
- コリネバクテリウム・ハーキュリス

ブレビバクテリウム・ディバリカタム (コリネバクテリウム・グルタミカム)

ブレビバクテリウム・フラバム (コリネバクテリウム・グルタミカム)

ブレビバクテリウム・インマリオフィラム

ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム (コリネバクテリウム・グルタミカム)

ブレビバクテリウム・ロゼウム

ブレビバクテリウム・サッカロリティカム

ブレビバクテリウム・チオゲニタリス

ブレビバクテリウム・アンモニアゲネス(コリネバクテリウム・アンモニアゲ

ネス)

ブレビバクテリウム・アルバム

ブレビバクテリウム・セリヌム

ミクロバクテリウム・アンモニアフィラム

[0014]

具体的には、下記のような菌株を例示することができる。

コリネバクテリウム・アセトアシドフィラム ATCC13870

コリネバクテリウム・アセトグルタミカム ATCC15806

コリネバクテリウム・アルカノリティカム ATCC21511

コリネバクテリウム・カルナエ ATCC15991

コリネバクテリウム・グルタミカム ATCC13020、13032、13

060

コリネバクテリウム・リリウム (コリネバクテリウム・グルタミカム) AT CC15990

コリネバクテリウム・メラセコーラ ATCC17965

コリネバクテリウム・サーモアミノゲネス AJ12340 (FERM BP

-1539)

コリネバクテリウム・ハーキュリス ATCC13868

ブレビバクテリウム・ディバリカタム (コリネバクテリウム・グルタミカム)

ATCC14020

ブレビバクテリウム・フラバム (コリネバクテリウム・グルタミカム) AT CC13826、ATCC14067

ブレビバクテリウム・インマリオフィラム ATCC14068

ブレビバクテリウム・ラクトフェルメンタム(コリネバクテリウム・グルタミ

カム) ATCC13665、ATCC13869、

ブレビバクテリウム・ロゼウム ATCC13825

ブレビバクテリウム・サッカロリティカム ATCC14066

ブレビバクテリウム・チオゲニタリス ATCC19240

ブレビバクテリウム・アンモニアゲネス (コリネバクテリウム・アンモニアゲ

ネス) ATCC6871

ブレビバクテリウム・アルバム ATCC15111
ブレビバクテリウム・セリヌム ATCC15112
ミクロバクテリウム・アンモニアフィラム ATCC15354

上記のようなコリネ型細菌のトレハロース合成能を低下又は欠失させることは、突然変異処理又は遺伝子組換え技術を利用して、トレハロース合成系酵素をコードする遺伝子を変異又は破壊することによって行うことができる。前記変異は、トレハロース合成系酵素をコードする遺伝子の転写又は翻訳を妨げる変異であってもよいし、活性の消失又は低下したトレハロース合成系酵素を産生するような変異であってもよい。トレハロース合成系酵素としては、トレハロースー6ーリン酸シンターゼ、マルトオリゴシルトレハロースシンターゼ、又はこれらの両方が挙げられる。

[0016]

トレハロース合成系酵素をコードする遺伝子の破壊は、相同組換えを利用した遺伝子置換によって行うことができる。トレハロース合成系酵素をコードする遺伝子の一部を欠失し、トレハロース合成系酵素が正常に機能しないように改変した遺伝子(欠失型遺伝子)を含むDNAでコリネ型細菌を形質転換し、欠失型遺伝子と染色体上の正常遺伝子との間で組換えを起こさせることにより、染色体上の遺伝子を破壊することができる。このような相同組換えによる遺伝子破壊は既に確立しており、直鎖状もしくはコリネ型細菌中で複製しない環状のDNAを用いる方法や温度感受性複製開始点を含むプラスミドを用いる方法などがあるが、コリネ型細菌中で複製しない環状DNA、もしくは温度感受性複製開始点を含むプラスミドを用いる方法が好ましい。

[0017]

トレハロース合成系酵素をコードする遺伝子としては、例えば、otsA遺伝子、treY遺伝子又はこれらの両方の遺伝が挙げられる。ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタムのotsA遺伝子及びtreY遺伝子は、本発明によりそれらの遺伝子及びそれらの隣接領域の塩基配列が明らかにされたので、同配列に基づいてプライ

マーを作製し、ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム染色体 DNAを鋳型とする PCR (ポリメラーゼチェインリアクション: polymerase chain reaction; White, T.J. et al., Trends Genet., 5,185 (1989)参照)を行うことによって、容易に取得することができる。

[0018]

後記実施例で取得されたブレビバクテリウム・ラクトファーメンタムのotsA遺伝子を含む塩基配列及びtreY遺伝子を含む塩基配列を、それぞれ配列番号29及び配列番号31に示す。また、これらの塩基配列がコードし得るアミノ酸配列を、それぞれ配列番号30及び配列番号32に示す。

[0019]

otsA遺伝子及びtreY遺伝子は、コードされるトレハロースー6ーリン酸シンターゼ又はマルトオリゴシルトレハロースシンターゼの活性が損なわれない限り、1若しくは複数の位置での1若しくは数個のアミノ酸の置換、欠失、挿入又は付加を含む蛋白質をコードするものであってもよい。ここで、「数個」とは、アミノ酸残基のタンパク質の立体構造における位置や種類によっても異なるが、好ましくは1~40個、より好ましくは1~20個、さらに好ましくは1~10個である。

[0020]

上記のようなトレハロース-6-リン酸シンターゼ又はマルトオリゴシルトレハロースシンターゼと実質的に同一の蛋白質をコードするDNAは、例えば部位特異的変異法によって、特定の部位のアミノ酸残基が置換、欠失、挿入、付加、又は逆位を含むように塩基配列を改変することによって得られる。また、上記のような改変されたDNAは、従来知られている変異処理によっても取得され得る。変異処理としては、トレハロース-6-リン酸シンターゼ又はマルトオリゴシルトレハロースシンターゼをコードするDNAをヒドロキシルアミン等でインビトロ処理する方法、及びトレハロース-6-リン酸シンターゼ又はマルトオリゴシルトレハロースシンターゼをコードするDNAを保持する微生物、例えばエシェリヒア属細菌を、紫外線照射またはN-メチルーN'ーニトローN-ニトロソグアニジン(NTG)もしくは亜硝酸等の通常変異処理に用いられている変異剤によっ

て処理する方法が挙げられる。

また、上記のような塩基の置換、欠失、挿入、付加、又は逆位等には、トレハ ロースー6-リン酸シンターゼ又はマルトオリゴシルトレハロースシンターゼを [0021] 保持する微生物の個体差、種や属の違いに基づく場合などの天然に生じる変異(mutant又はvariant) も含まれる。

上記のような変異を有するDNAを、適当な細胞で発現させ、発現産物のトレ ハロースー6ーリン酸シンターゼ活性又はマルトオリゴシルトレハロースシンタ -ゼ活性を調べることにより、トレハロース-6-リン酸シンターゼ又はマルト オリゴシルトレハロースシンターゼと実質的に同一のタンパク質をコードするD NAが得られる。

また、変異を有するトレハロースー6ーリン酸シンターゼをコードするDN.A またはこれを保持する細胞から、例えば配列番号29に記載の塩基配列のうち、 [0023] 塩基番号484~1938からなる塩基配列を有するDNA、またはこの塩基配 列から調製され得るプローブと、ストリンジェントな条件下でハイブリダイズし 、同塩基配列と55%以上、好ましくは65%以上、より好ましくは75%以上 の相同性を有し、かつ、トレハロースー6ーリン酸シンターゼ活性を有するタン パク質をコードする DNA を単離することによっても、トレハロースー6ーリン 酸シンターゼと実質的に同一のタンパク質をコードするDNAが得られる。同様 に、変異を有するマルトオリゴシルトレハロースシンターゼをコードする $\mathsf{DN}\,\mathsf{A}$ またはこれを保持する細胞から、例えば配列番号31に記載の塩基配列のうち、 塩基番号82~2514からなる塩基配列、またはこの塩基配列から調製され得 るプローブと、ストリンジェントな条件下でハイブリダイズし、同塩基配列と6 0%以上、好ましくは70%以上、より好ましくは80%以上の相同性を有し、 かつ、マルトオリゴシルトレハロースシンターゼ活性を有するタンパク質をコー ドするDNAを単離することによっても、マルトオリゴシルトレハロースシンタ ーゼと実質的に同一のタンパク質をコードするDNAが得られる。

【0024】 上記でいう「ストリンジェントな条件」とは、いわゆる特異的なハイブリッド 上記でいう「ストリンジェントな条件」とは、いわゆる特異的なハイブリッド 形成されない条件をいう。この条件を明が形成されない条件をいう。この条件を明が形成されない条件をいう。この条件を明が形成されない条件をいう。この条件を明が形成であるが、一例を示せば、相同性が高いDNA同士、 相同性が高いロハイブリダ 例えば55%以上、好ましくは60%の相同性を有するDNA同士がハイブリダイズしない条件、あるいイズし、それより相同性が低いDNA同士がハイブリダイズしない条件、あるいイズし、それより相同性が低いDNA同士がハイブリダイズしない条件である60℃、1×SSCは通常のサザンハイブリダイゼーションの洗いの条件である60℃、1×SSC。0.1%SDSに相当する塩、0.1%SDS、好ましくは、0.1×SSC、0.1%SDSに相当する塩、

【0025】 プローブとして、各遺伝子の一部の配列を用いることもできる。そのようなプローブは、各遺伝子の塩基配列に基づいて作製したオリゴヌクレオチドをプライローブは、各遺伝子を含むDNA断片を鋳型とするPCR反応によって作製するマーとし、各遺伝子を含むDNA断片を鋳型とするPCR反応によって作製するとができる。プローブとして、300bP程度の長さのDNA断片を用いる場ことができる。プローブとして、300bP程度の長さのDNA断片を用いる場合には、ハイブリダイゼーションの洗いの条件は、50℃、2×SSC、0.1 合には、ハイブリダイゼーションの洗いの条件は、50℃、2×SSC、0.1 % SDSが挙げられる。

【0026】 このような条件でハイブリダイズする遺伝子の中には途中にストップコドンが このような条件でハイブリダイズする遺伝子の中には途中にストップコドンが 発生したものや、活性中心の変異により活性を失ったものも含まれるが、それら 発生したものや、活性中心の変異により活性を失ったものも含まれるが、それら については、市販の活性発現ベクターにつなぎ、トレハロースー6ーリン酸シン については、市販の活性発現ベクターにつなぎ、トレハロースー6ーリン酸シン については、市販の活性発現ベクターにつなぎ、トレハロースーとで表していては、市販の活性を測定することに ターゼ活性又はマルトオリゴシルトレハロースシンターゼ活性を測定することに ターゼ活性又はマルトオリゴシルトレハロースシンターゼ活性を測定することに よって容易に取り除くことができる。

【0027】 尚、otsA遺伝子又はtreY遺伝子を、コリネ型細菌の染色体上のこれらの遺伝子の破壊に用いる場合は、コードされるトレハロースー6ーリン酸シンターゼ又はの破壊に用いる場合は、コードされるトレハロースー6ーリン酸シンターゼスはマルトオリゴシルトレハロースシンターゼが活性を有する必要はない。また、遺マルトオリゴシルトレハロースシンターゼが活性を有する必要はない。また、遺マルトオリゴシルトレハロースシンターゼが活性を有する必要はない。また、遺マルトオリゴシルトレハロースシンターゼが活性を有する必要はない。また、遺で子破壊に用いるotsA遺伝子又はtreY遺伝子は、コリネ型細菌のこれらの遺伝子伝子破壊に用いるotsA遺伝子又はtreY遺伝子は、コリネ型細菌のこれらの遺伝子の相同組換えが可能である限り、他の微生物に由来する遺伝子であってもよいとの相同組換えが可能である限り、他の微生物に由来する遺伝子であってもよいとの相同組換えが可能である限り、他の微生物に由来する遺伝子であってもよいとの相同組換えが可能である限り、他の微生物に由来する遺伝子、アの人は、エシェリヒア属細菌又はマイコバクテリウム属細菌のotsA遺伝子、ア

ースロバクター属細菌、ブレビバクテリウム・ヘルボルム、又はリゾビウム属細菌のtreY遺伝子が挙げられる。

[0028]

otsA遺伝子もしくはtreY遺伝子又はこれらの一部を含むDNA断片から、一定の領域を制限酵素により切り出し、コード領域又はプロモーター等の発現調節配列の少なくとも一部を欠失させることによって、欠失型遺伝子を作製することができる。

[0029]

また、遺伝子の一部を欠失するように設計したプライマーを用いて P C R を行うことによっても、欠失型遺伝子を取得することができる。さらに、欠失型遺伝子は、一塩基変異、例えばフレームシフト変異によるものであってもよい。

[0030]

以下に、otsA遺伝子の遺伝子破壊について説明するが、treY遺伝子の遺伝子破壊も同様にして行うことができる。

欠失型otsA遺伝子を、宿主染色体上のotsA遺伝子と置換するには以下のようにすればよい。すなわち、コリネ型細菌中で自律複製できないプラスミドに、欠失型otsA遺伝子と、カナマイシン、クロラムフェニコール、テトラサイクリン、ストレプトマイシン等の薬剤に耐性を示すマーカー遺伝子とを挿入して、組換えDNAを調製し、この組換えDNAでコリネ型細菌を形質転換し、形質転換株を薬剤を含む培地で培養することにより、組換えDNAが染色体DNAに組み込まれた形質転換株が得られる。また、プラスミドとして、温度感受性プラスミドを用い、形質転換株を温度感受性プラスミドが複製できない温度で培養してもよい。

[0031]

上記のようにして染色体に組換えDNAが組み込まれた株は、染色体上にもともと存在するotsA遺伝子配列との組換えを起こし、染色体otsA遺伝子と欠失型otsA遺伝子との融合遺伝子2個が組換えDNAの他の部分(ベクター部分及び薬剤耐性マーカー)を挟んだ状態で染色体に挿入されている。

[0032]

次に、染色体 DNA上に欠失型otsA遺伝子のみを残すために、2個のotsA遺伝

子の組換えにより1コピーのotsA遺伝子を、ベクター部分(薬剤耐性マーカーを含む)とともに染色体DNAから脱落させる。その際、正常なotsA遺伝子が染色体DNA上に残され、欠失型otsA遺伝子が切り出される場合と、反対に欠失型otsA遺伝子が染色体DNA上に残され、正常なotsA遺伝子が切り出される場合がある。いずれの遺伝子が染色体DNA上に残されたかは、染色体上のotsA遺伝子の構造をPCR又はハイブリダイゼーション等で調べることによって、確認することができる。

[0033]

本発明に用いるコリネ型細菌は、トレハロース合成能が低下又は欠失したことに加えて、Lーグルタミン酸生合成を触媒する酵素の活性が増強されていてもよい。このようなLーグルタミン酸生合成を触媒する酵素としては、グルタミン酸デヒドロゲナーゼ、グルタミンシンテターゼ、グルタミン酸シンターゼ、イソクエン酸デヒドロゲナーゼ、アコニット酸ヒドラターゼ、クエン酸シンターゼ、ピルビン酸カルボキシラーゼ、ホスホエノールピルビン酸カルボキシラーゼ、ホスホエノールピルビン酸カルボキシラーゼ、ホスホイリセリン酸シンターゼ、エノラーゼ、ホスホグリセロムターゼ、ホスホグリセリン酸キナーゼ、グリセルアルデヒドー3ーリン酸デヒドロゲナーゼ、トリオースリン酸イソメラーゼ、フルトースビスリン酸アルドラーゼ、ホスホフルクトキナーゼ、グルコースリン酸イソメラーゼ等がある。

[0034]

また、本発明に用いるコリネ型細菌は、Lーグルタミン酸の生合成経路から分岐してLーグルタミン酸以外の化合物を生成する反応を触媒する酵素の活性が低下あるいは欠損されていてもよい。このような酵素としては、αーケトグルタル酸デヒドロゲナーゼ、イソクエン酸リアーゼ、リン酸アセチルトランスフェラーゼ、酢酸キナーゼ、アセトヒドロキシ酸シンターゼ、アセト乳酸シンターゼ、ギ酸アセチルトランスフェラーゼ、乳酸デヒドロゲナーゼ、Lーグルタミン酸デカルボキシラーゼ、1ーピロリン酸デヒドロゲナーゼ等が挙げられる。

[0035]

さらに、L-グルタミン酸生産能を有するコリネ型細菌に、界面活性剤等のビオチン作用抑制物質に対する温度感受性変異を付与することにより、過剰量のビ

オチンを含有する培地中にてビオチン作用抑制物質の非存在下でLーグルタミン酸を生産させることができる(W096/06180号参照)。このようなコリネ型細菌としては、W096/06180号に記載されているブレビバクテリウム・ラクトファーメンタムAJ13029が挙げられる。AJ13029株は、1994年9月2日付けで工業技術院生命工学工業技術研究所に、受託番号FERM P-14501として寄託され、1995年8月1日にブダペスト条約に基づく国際寄託に移管され、受託番号FERM BP-5189が付与されている。

[0036]

Lーグルタミン酸生産能を有し、かつ、トレハロース合成能が低下又は欠失したコリネ型細菌を好適な培地で培養すれば、Lーグルタミン酸が培地に蓄積する

Lーグルタミン酸を製造するのに用いる培地は、炭素源、窒素源、無機イオン及び必要に応じその他の有機微量栄養素を含有する通常の培地である。炭素源としては、グルコース、ラクトース、ガラクトース、フラクトース、シュクロース、マルトース、廃糖蜜、澱粉加水分解物などの炭水化物、エタノールやイノシトールなどのアルコール類、酢酸、フマール酸、クエン酸、コハク酸等の有機酸類を用いることができる。

[0037]

窒素源としては、硫酸アンモニウム、硝酸アンモニウム、塩化アンモニウム、 リン酸アンモニウム、酢酸アンモニウム等の無機アンモニウム塩、アンモニア、 ペプトン、肉エキス、酵母エキス、酵母エキス、コーン・スティープ・リカー、 大豆加水分解物などの有機窒素、アンモニアガス、アンモニア水等を用いること ができる。

[0038]

無機イオンとしては、リン酸カリウム、硫酸マグネシウム、鉄イオン、マンガンイオン等が少量添加される。有機微量栄養素としては、ビタミンB₁などの要求物質または酵母エキス等を必要に応じ適量含有させることが望ましい。

[0039]

培養は、振とう培養、通気撹拌培養等による好気的条件下で16~72時間実

施するのがよく、培養温度は30℃~45℃に、培養中pHは5~9に制御する。尚、pH調整には無機あるいは有機の酸性あるいはアルカリ性物質、更にアンモニアガス等を使用することができる。

[0040]

発酵液からのLーグルタミン酸の採取は、例えばイオン交換樹脂法、晶析法等によることができる。具体的には、Lーグルタミン酸を陰イオン交換樹脂により吸着、分離させるか、または中和晶析させればよい。

[0041]

【実施例】

以下、本発明を実施例によりさらに具体的に説明する。

[0042]

【実施例1】 ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタムのotsA遺伝子破壊株の構築

<1>otsA遺伝子のクローニング

ブレビバクテリウムラクトファーメンタムのotsA遺伝子は知られていないため、他の微生物のotsA遺伝子の塩基配列を利用して、その取得を行った。これまでに、エシェリヒア属、マイコバクテリウム属のotsA遺伝子は全塩基配列が明らかにされている(Kaasen, I., et al., Gene, 145(1), 9-15 (1994); De Smet K.A., et al., Microbiology, 146(1), 199-208 (2000))。そこでまず、これらの塩基配列から推定されるアミノ酸配列を参考にして、PCR法のためのDNAプライマーP1(配列番号1)、P2(配列番号2)を合成した。DNAプライマーP1、P2は、それぞれエシェリヒア・コリのotsA遺伝子の塩基配列(GenBank accession X69160)における塩基番号1894から1913番目、2531から2549番目の位置に相当する。一方、マイコバクテリウム・ツベルクロシスのotsA遺伝子(GenBank accession Z95390)においては、塩基番号40499~40518、41166~41184の位置に相当する。【0043】

続いてプライマーP1とP2を用いて、ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム ATCC13869の染色体DNAを鋳型として、94 \mathbb{C} 0.5分、50 \mathbb{C} 0.5分、72 \mathbb{C} 4分の反応30サイクルのPCRを行った。その結果、およそ0.6 \mathbb{K} bpのほぼ単一の増幅断片

を取得した。この増幅断片を、Invitrogen社製の「Original TA cloning Kit」 を用いて、プラスミドベクターpCR2.1にクローニングし、pCotsAを得た。続いて 、クローニング断片の塩基配列を決定した。

[0044]

以上のようにして取得したotsA遺伝子の部分断片の塩基配列をもとに、新たに DNAプライマーP10(配列番号8)、P12(配列番号10)を合成し、「inverse P CRJ (Triglia, T. et al., Nucleic Acids Res., 16, 81-86 (1988), Ochman, H ., et al., Genetics, 120, 621-623 (1988))により、前記部分断片に隣接する 未知領域を増幅した。ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム ATCC13869の 染色体DNAを制限酵素BamHI, BglII, ClaI, HindIII, KpnI, MluI, MunL, SalI, XhoIにより切断後、T4 DNAリガーゼ(宝酒造(株)製)を用いて分子内結合させ たものを鋳型として、DNAプライマーP10、P12を用いて、94℃ 0.5分、55℃ 1分 、72℃ 4分の反応30サイクルのPCRを行った。その結果、制限酵素としてClaIお よびBglIIを使用した場合に、それぞれ4Kbp、4Kbpの増幅断片を得た。この増幅 断片を、DNAプライマーP5~9 (配列番号3~7)、P11~15 (配列番号9~13) を用いて直接塩基配列を決定し、配列番号29に示すようなブレビバクテリウ ム・ラクトファーメンタム ATCC13869のotsA遺伝子の全塩基配列を決定した。同 塩基配列によってコードされるアミノ酸配列を、配列番号29及び30に示す。 【0045】

前記otsA遺伝子の配列と、前記エシェリヒア・コリのotsA遺伝子 (GenBank ac cession X69160)、及びマイコバクテリウム・ツベルクロシスのotsA遺伝子 (Ge nBank accession Z95390) の配列との相同性を調べたところ、塩基配列では各々 46.3%、55.9%であり、アミノ酸配列では各々30.9%、51.7%であった。尚、相同性 の算出は、プログラムとしてLipman-Person法 (Science, 227, 1435-1441 (1985)を用い、ソフトウェア「GENETIX-WIN」(ソフトウェア開発(株))を用いて行 った。

[0046]

<2>otsA遺伝子破壊用プラスミドの作製

コリネ型細菌のトレハロース生合成系酵素遺伝子破壊による、Lーグルタミン

酸生産性向上効果の有無を検討するために、otsA遺伝子破壊プラスミドの作製を行った。otsA遺伝子破壊用プラスミドの作製は、以下のようにして行った。先のotsA遺伝子のクローニングの際に構築したプラスミドpCotsAを鋳型として、ClaIサイトを挿入したプライマーP29(配列番号33)とP30(配列番号34)を用いて、94℃ 0.5分、55℃ 0.5分、72℃ 8分の反応30サイクルのPCRを行った。増幅断片をClaIで処理し、T4 DNAポリメラーゼ(宝酒造(株)製)を用いて平滑末端処理を行った後、T4 DNAリガーゼ(宝酒造(株)製)を用いて分子内結合させ、otsA遺伝子のほぼ中央部にフレームシフト変異(配列番号29において1258~1300番目の塩基が欠失)が導入されたプラスミドpCotsACを構築した。

[0047]

<3>otsA遺伝子破壊株の作製

遺伝子破壊用プラスミドpCotsACを用いて、Lーグルタミン酸生産菌ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム ATCC13869を電気パルス法により形質転換し、カナマイシンを20mg/L含有したCM2B培地にて生育できることを指標に、形質転換体を取得した。このotsA遺伝子破壊用プラスミドpCotsACは、ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム中で機能する複製起点を有さないため、同プラスミドによって得られる形質転換体はブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム染色体上のotsA遺伝子と、遺伝子破壊用プラスミドpCotsACとが相同組換えを起こしたものである。こうして得られた相同組換え株より、再度相同組換えを起こしたことによって、遺伝子破壊用プラスミドpCotsACのベクター部分が除去された株を、カナマイシンに対して感受性となったことを指標に取得した。

[0048]

上記のようにして得られた株の中から、目的のフレームシフト変異が導入された株を選択した。このような菌株の選択は、カナマイシン感受性となった菌株より抽出した染色体DNAを鋳型として、DNAプライマーP8(配列番号14)とP13(配列番号11)を用いて、94℃ 0.5分、55℃ 0.5分、72℃ 1分の反応30サイクルのPCRを行い、得られた増幅断片をDNAプライマーP8を用いて塩基配列の決定を行い、フレームシフト変異が導入され、otsA遺伝子が機能しなくなっていることを確認することによって行った。以上のようにして得られた菌株を、Δ0A株と命名

した。

[0049]

【実施例2】 treY遺伝子破壊株の構築

<1>treY遺伝子のクローニング

ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタムのtreY遺伝子は知られていないために、他の微生物のtreY遺伝子の塩基配列を利用して、その取得を行った。これまでに、アースロバクター属、ブレビバクテリウム属、リゾビウム属のtreY遺伝子は塩基配列が明らかにされている (Maruta, K., et al., Biochim. Biophys. Acta, 1289(1), 10-13 (1996); Genbank accession AF039919; Maruta, K., et al., Biosci. Biotechnol. Biochem., 60(4), 717-720 (1996))。そこでまず、これらの塩基配列から推定されるアミノ酸配列を参考にしてPCR法のためのDNAプライマーP3 (配列番号14)、P4 (配列番号15)を合成した。DNAプライマーP3、P4はそれぞれアースロバクター・スピーシーズのtreY遺伝子 (GenBank accession D63343)の塩基配列における塩基番号975~992、2565~2584の位置に相当する。また、ブレビバクテリウム・ヘルボルムのtreY遺伝子 (GenBank accession AF039919)の塩基配列においては、塩基番号893~910、2486~2505の位置に相当する。一方、リゾビウム・スピーシーズのtreY遺伝子 (GenBank accession D78001)の塩基配列においては、塩基番号862~879、2452~2471の位置に相当する

[0050]

続いてプライマーP3とP4を用いて、ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム ATCC13869の染色体DNAを鋳型として、94 $^{\circ}$ 0.5 $^{\circ}$ 0.5

[0051]

以上のようにして取得したtreY遺伝子の部分断片の塩基配列をもとに、新たにDNAプライマーP16(配列番号16)、P26(配列番号26)を合成し、「inverse

PCR」(Triglia, T., et al. Nucleic Acids Res.,16,81-86(1988)、Ochman,H., et al., Genetics,120,621-623(1988))により、前記部分断片に隣接する未知領域を増幅した。ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム ATCC13869の染色体を制限酵素BamHI, HindIII, SalI, XhoIにより切断後、T4 DNAリガーゼ(宝酒造(株)製)を用いて分子内結合させたものを鋳型として、DNAプライマーP16、P26を用いて、94℃ 0.5分、55℃ 1分、72℃ 4分の反応30サイクルのPCRを行った。その結果、制限酵素としてHindIIIおよびSalIを使用した場合に、それぞれ0.6 Kbp、1.5Kbpの増幅断片を得た。この増幅断片をDNAプライマーP16~28(配列番号16~28)を用いて直接塩基配列を決定し、配列番号31に示すようなブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム ATCC13869のtrey遺伝子の全塩基配列を決定した。同塩基配列によってコードされるアミノ酸配列を、配列番号31及び32に示す。

[0052]

前記treY遺伝子の配列と、前記アースロバクター・スピーシーズのtreY遺伝子 (GenBank accession D63343)、ブレビバクテリウム・ヘルボルムのtreY遺伝子 (GenBank accession AF039919)、及びリゾビウム・スピーシーズのtreY遺伝子 (GenBank accession D78001)の配列との相同性を調べたところ、塩基配列では各々52.0%、52.3%、51.9%であり、アミノ酸配列では各々40.9%、38.5%、39.8%であった。尚、相同性の算出は、プログラムとしてLipman-Person法 (Science, 227, 1435-1441 (1985)を用い、ソフトウェア「GENETIX-WIN」 (ソフトウェア開発 (株))を用いて行った。

[0053]

<2>treY遺伝子破壊用プラスミドの作製

コリネ型細菌のトレハロース生合成系酵素遺伝子破壊による、L-グルタミン酸生産性向上効果の有無を検討するために、treY遺伝子破壊プラスミドの作製を行った。まず、DNAプライマーP17(配列番号 1.7)とP25(配列番号 2.5)を用いて、ATCC13869の染色体DNAを鋳型にして、94℃ 0.5分、60℃ 0.5分、72℃ 2分の反応30サイクルのPCRを行った。増幅断片をEcoRIで消化し、EcoRIで処理したPISG299(宝酒造(株)製)とP250 (宝酒造(株)製)を用いて結合さ

せ、プラスミドpHtreYを取得した。さらに、このpHtreYをAflII (宝酒造(株)製)で処理し、T4 DNAポリメラーゼ(宝酒造(株)製)を用いて平滑末端処理を行った後、T4 DNAリガーゼ(宝酒造(株)製)を用いて分子内結合させ、treY遺伝子のほぼ中央部にフレームシフト変異(配列番号31において1145番目の後ろに4塩基挿入)が導入されたプラスミドpHtreYAを構築した。

[0054]

<3>treY遺伝子破壊株の作製

遺伝子破壊用プラスミドpCtreYAを用いて、Lーグルタミン酸生産菌ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム ATCC13869を電気パルス法により形質転換し、カナマイシンを20mg/L含有したCM2B培地にて生育できることを指標に、形質転換体を取得した。このtreY遺伝子破壊用プラスミドpCtreYAは、ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム中で機能する複製起点を有さないため、同プラスミドによって得られる形質転換体はブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム染色体上のtreY遺伝子と、遺伝子破壊用プラスミドpCtreYAとが相同組換えを起こしたものである。こうして得られた相同組換え株より、再度相同組換えを起こしたことによって、遺伝子破壊用プラスミドpCtreYAのベクター部分が除去された株を、カナマイシンに対して感受性となったことを指標に取得した。

[0055]

上記のようにして得られた株の中から、目的のフレームシフト変異が導入された株を選択した。このような菌株の選択は、DNAプライマーP19(配列番号19)とP25(配列番号25)を用いて、94℃ 0.5分、55℃ 0.5分、72℃ 1.5分の反応30サイクルのPCRを行い、得られた断片をDNAプライマーP21またはP23を用いて塩基配列の決定を行い、フレームシフト変異が導入され、treY遺伝子が機能しなくなっていることを確認することによって行った。以上のようにして得られた菌株を、ΔTA株と命名した。

[0056]

【実施例3】 Δ OA株及び Δ TA株の L- グルタミン酸生産能の評価 ATCC13869株、 Δ OA株及び Δ TA株の L- グルタミン酸の生産培養を、以下の様に行った。これらの菌株をCM2Bプレート培地にて培養してリフレッシュを行い、

リフレッシュされた各菌株を、グルコース $80\,\mathrm{g}$ 、 $\mathrm{KH_2PO_4}$ $1\,\mathrm{g}$ 、 $\mathrm{MgSO_4}$ $0.4\,\mathrm{g}$ 、(N $\mathrm{H_4}$) $_2\mathrm{SO_4}$ $30\,\mathrm{g}$ 、 $\mathrm{FeSO_4}$ · $7\mathrm{H_{20}}$ $0.01\,\mathrm{g}$ 、 $\mathrm{MnSO_4}$ · $7\mathrm{H_2O}$ $0.01\,\mathrm{g}$ 、大豆加水分解液 $15\,\mathrm{ml}$ 、サイアミン塩酸塩 $200\,\mu\,\mathrm{g}$ 、ビオチン $3\,\mu\,\mathrm{g}$ 、及び $\mathrm{CaCO_3}$ $50\,\mathrm{g}$ を純水 $1\mathrm{L}$ 中に含む培地(KOHを用いてpHは8.0に調整されている)において、 $31.5\,\mathrm{C}$ にて培養した。培養後に培地中の L -グルタミン酸の蓄積量、及び51倍希釈した培養液の $62\,\mathrm{Com}$ における吸光度を測定した結果を、表 $1\,\mathrm{C}$ に示す。

[0057]

otsA遺伝子又はtreY遺伝子を破壊したブレビバクテリウム・ラクトファーメンタムは、親株と同程度の生育を示す一方、Lーグルタミン酸生産量は親株に比べて増大した。

[0058]

【表1】

表 1

菌株	OD ₆₂₀ (×51)	L-グルタミン酸 (g/l)	収率 (%)
ATCC13869	0.930	40.2	48.4
Δ OA	1.063	43.8	52.8
Δ TA	0.850	45.6	54.9

[0059]

[配列表の説明]

配列番号1:otsA増幅用プライマーP1

配列番号2:otsA増幅用プライマーP2

配列番号3:プライマーP5

配列番号4:プライマーP6

配列番号5:プライマーP7

配列番号6:プライマーP8

配列番号7:プライマーP9

配列番号8:プライマーP10

配列番号9:プライマーP11

配列番号10:プライマーP12

配列番号11:プライマーP13

配列番号12: プライマーP14

配列番号13: プライマーP15

配列番号14:treY増幅用プライマーP3

配列番号15:treY増幅用プライマーP4

配列番号16:プライマーP16

配列番号17:プライマーP17

配列番号18: プライマーP18

配列番号19: プライマーP19

配列番号20:プライマーP20

配列番号21:プライマーP21

配列番号22:プライマーP22

配列番号23: プライマーP23

配列番号24:プライマーP24

配列番号25: プライマーP25

配列番号26:プライマーP26

配列番号27:プライマーP27

配列番号28: プライマーP28

配列番号29:otsA遺伝子塩基配列

配列番号30:0tsAアミノ酸配列

配列番号31: treY遺伝子塩基配列

配列番号32:TreYアミノ酸配列

配列番号33: プライマーP29

配列番号34:プライマーP30

[0060]

【発明の効果】

本発明によれば、コリネ型細菌を用いた発酵法によるLーグルタミン酸の製造において、トレハロースの副生を抑制し、Lーグルタミン酸の生産効率を向上させることができる。

[0061]

【配列表】

SEQUENCE LISTING

<110> Ajinomoto Co., Inc. (味の素株式会社)

<120> Lーグルタミン酸生産菌及びLーグルタミン酸の製造法

<130> P-7468

<140>

<141> 2000-07-05

<160> 34

<170> PatentIn Ver. 2.0

[0062]

<210> 1

<211> 20

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR

<220>

```
<221> misc_feature
<222> (3,9,18)
\langle 223 \rangle n=a or g or c or t
⟨400⟩ 1
                                                                        20
canathggnt tyttyytnca
[0063]
<210> 2
⟨211⟩ 19
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
 <220>
<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR
 <220>
 <221> misc_feature
 ⟨222⟩ (3,11,19)
 \langle 223 \rangle n=a or g or c or t
 <400> 2
                                                                         19
 canarrttca tnccrtcnc
  [0064]
 <210> 3
  <211> 23
  <212> DNA
  <213> Artificial Sequence
```

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR	
<400> 3	
gaatcatcca tataagatcc ggc	23
[0065]	
<210> 4	
<211> 24	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
<220>	
<pre><223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR</pre>	
<400> 4	0.4
tagctttgta gttgttgcta accg	24
[0066]	
<210> 5	
<211> 24	
<212> DNA	
<212> DNA <213> Artificial Sequence	
<212> DNA <213> Artificial Sequence <220>	
<212> DNA <213> Artificial Sequence	
<212> DNA <213> Artificial Sequence <220> <223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR	
<212> DNA <213> Artificial Sequence <220> <223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR <400> 5	24
<pre><212> DNA <213> Artificial Sequence <220> <223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR <400> 5 agcgaacttg aggtttactt cccg</pre>	24
<212> DNA <213> Artificial Sequence <220> <223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR <400> 5	24

<211> 24

```
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR
⟨400⟩ 6
                                                                   24
tgctggttcc tggcattttg cgcc
 [0068]
<210> 7
<211> 20
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR
 <400> 7
                                                                    20
 tcgaacaatc tcttcacgcc
  [0069]
 <210> 8
 <211> 21
 <212> DNA
 <213> Artificial Sequence
 <220>
 <223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR
 <400> 8
```

gaatcccacc aaatctgcgc c	21
[0070]	
<210> 9	·
<211> 20	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
<220>	
<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR	
<400> 9	0.0
tgatgttgaa atgtttgggg	20
<210> 10	
<211> 20	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
<220>	
<pre><223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR</pre>	
<400> 10	0.0
gatgtcatgc tggttacgcc	20
[0071]	
<210> 11	
<211> 22	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR	

<400> 11	
caaagcacca gtgccgtcgc gg	22
[0072]	
<210> 12	
<211> 24	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR	
<400> 12	
tgttcgtttt cattcgcgtt gccg	24
[0073]	
<210> 13	
<211> 24	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
<220>	
<pre><223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR</pre>	
<400> 13	
atagtttcct ggattgtttg gcgc	24
[0074]	
<210> 14	
<211> 18	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	

```
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR
<220>
<221> misc_feature
<222> (9)
\langle 223 \rangle n=a or g or c or t
<400> 14
                                                                          18
caraayccnt ggtggtgg
 [0075]
<210> 15
<211> 20
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR
<220>
<221> misc_feature
\langle 222 \rangle (3,6,15)
 \langle 223 \rangle n=a or g or c or t
 <400> 15
                                                                           20
 ggncgncgrt trtcnggrtc
  [0076]
```

<210> 16

```
<211> 20
 <212> DNA
<213> Artificial Sequence
 <220>
 <223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR
 <400> 16
                                                                    20
 cgagctcttc attgatggcg
  [0077]
 <210> 17
 <211> 20
 <212> DNA
 <213> Artificial Sequence
 <220>
 <223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR
  <400> 17
                                                                     20
  gcagctacac acgagttggg
   [0078]
  <210> 18
  <211> 20
  <212> DNA
  <213> Artificial Sequence
  <220>
  <223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR
```

<400> 18	
gcaacaccta aatggttggg	20
[0079]	
⟨210⟩ 19	
⟨211⟩ 20	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
<220>	
<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR	
<400> 19	
gcaagaagtc tacaagcgcc	20
[0080]	
<210> 20	
<211> 16	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
<pre><223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR</pre>	
<400> 20	
gccaacgtat tcacgg	16
[0081]	
<210> 21	
<211> 20	
<212> DNA	
7010\ Artificial Commence	

<220>	
<pre><223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR</pre>	
<400> 21	
tgatgaacca ctcgatcccc	20
[0082]	
<210> 22	
<211> 20	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
<220>	
<pre><223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR</pre>	
<400> 22	
aagacaccac cttctaccgc	20
[0083]	
<210> 23	
<211> 20	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
<220>	
<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR	
<400> 23	
caagtggaat tctgcagcgg	20
[0084]	

```
<210> 24
<211> 21
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR
<400> 24
                                                                   21
cctcctacaa aacctgctgg g
 [0085]
<210> 25
<211> 20
 <212> DNA
 <213> Artificial Sequence
 <220>
 <223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR
 <400> 25
                                                                    20
 tcgcggatag cttttagggc
  [0086]
 <210> 26
 <211> 20
 <212> DNA
 <213> Artificial Sequence
  <220>
  <223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR
```

<400> 26	
tgagttttta gaagactccc	20
[0087]	•
⟨210⟩ 27	
⟨211⟩ 20	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
<220>	
<pre><223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR</pre>	
<400> 27	00
cgcttcagtg gtgttgtccc	20
[0088]	
⟨210⟩ 28	
<211> 24	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR	
<400> 28	24
cgtaccactc cacggaaatt cccg	
[0089]	
<210> 29	
⟨211⟩ 2369	
<212> DNA	

<213> Brevibacterium lactofermentum

<220>

<221> CDS

<222> (484)..(1938)

<400> 29

acagaatcag cgccggcaga gaaacgtcca aagactaatc agagattcgg tataaaggta 60
aaaatcaacc tgcttaggcg tctttcgctt aaatagcgta gaatatcggg tcgatcgctt 120
ttaaacactc aggaggatcc ttgccggcca aaatcacgga cactcgtccc accccagaat 180
cccttcacgc tgttgaagag gaaaccgcag ccggtgcccg caggattgtt gccacctatt 240
ctaaggactt cttcgacggc gtcactttga tgtgcatgct cggcgttgaa cctcagggcc 300
tgcgttacac caaggtcgct tctgaacacg aggaagctca gccaaagaag gctacaaagc 360
ggactcgtaa ggctaccagc taagaaggct gctgctaaga aaacgaccaa gaagaccact 420
aagaaaacta ctaaaaagac caccgcaaag aagaccacaa agaagtctta agccggatct 480
tat atg gat gat tcc aat agc ttt gta gtt gtt gct aac cgt ctg cca 528
Met Asp Asp Ser Asn Ser Phe Val Val Val Ala Asn Arg Leu Pro

1 5 10 15

gtg gat atg act gtc cac cca gat ggt agc tat agc atc tcc ccc agc 576 Val Asp Met Thr Val His Pro Asp Gly Ser Tyr Ser Ile Ser Pro Ser

20 25 30

ccc ggt ggc ctt gtc acg ggg ctt tcc ccc gtt ctg gaa caa cat cgt 624
Pro Gly Gly Leu Val Thr Gly Leu Ser Pro Val Leu Glu Gln His Arg

45

gga tgt tgg gtc gga tgg cct gga act gta gat gtt gca ccc gaa cca 672
Gly Cys Trp Val Gly Trp Pro Gly Thr Val Asp Val Ala Pro Glu Pro

50 55 60

ttt cga aca gat acg ggt gtt ttg ctg cac cct gtt gtc ctc act gca 720 Phe Arg Thr Asp Thr Gly Val Leu Leu His Pro Val Val Leu Thr Ala

	65					70					75					
o.a.t		tat	ga a	ማ ማር	ttc		gag	ggC	ttt	tca	aac	gca	acg	ctg	tgg	768
								Gly								
	ASP	1 y 1	GIU	GIY	85	1 9 1	0.4	u.j	•	90					95	
80				- 4			a++	act	cca		tac	аас	acc	gat	tgg	816
								act								
Pro	Leu	Phe	His		Leu	He	Vai	Thr		Vai	1 91	ASII	1	110		
				100					105		4	~00	~~~			864
								ctc								
Trp	His	Ala	Phe	Arg	Glu	Val	Asn	Leu	Lys	Phe	Ala	Glu			Ser	
			115					120					125			010
								gtg								
Gln	Val	Ala	Ala	His	Gly	Ala	Thr	Val	Trp	Val	Gln	Asp	Туг	Glr	ı Lev	l
		130	ı				135	i				140)			
ttg	ctg	gtt	cct	ggC	att	ttg	g cgc	cag	atg	cgc	ctt	gat	tt	g aag	g ato	960
Leu	Leu	Val	Pro	Gly	Ile	. Le	ı Arg	g Gln	Met	Arg	Let	ı Asp	Le	u Ly:	s Ile	9
	145	ı				150)				155	5				
ggt	ttc	tto	cto	cac	ati	t cc	c tte	c cc1	tco	cct	t gai	t cts	g tt	c cg	t ca	g 1008
								e Pro								
160					16					170					17	
		r tøs	g Cg	t ga:	a ga	gat	t gt	t cg	a gg	c at	g ct	g gg	c gc	a ga	t tt	g 1056
								l Ar								
Let	. 110		P 112	18		_			18					19		
4.		. ++	c ca			t ca	a aa	c gc	a ga	a aa	c tt	c ct	t go	g tt	a ac	c 1104
								n Al								
٧a	I GI	у Рп			u va	1 41	н до	20		- 11-)5		
			19							+ at	·	rt ca			ac ac	cc 1152
								g to								
G1	n Gl			a Gl	y Th	ir A		y Se	т Пі	. S ¥ 6	i G	22 22		M	-r ·	
		21					21							at a	at ~	tt 1200
tt	g ca	g gt	tc ag	gt gg	gt ga	aa g	ca t	tg gt	g cg	gt ga	ag a	it g	gc g	ci C	ai g	1400

Leu Gln Val Ser	Gly Glu Ala Le	eu Val Arg Glu	lle Gly Ala His Val	
225	230		235	
	gga agg cga gt	tt agc gtc ggg	gcg ttc ccg atc tcg	1248
			Ala Phe Pro Ile Ser	
240	245	250	0.55	
	atg ttt ggg g	ag gcg tcg aaa	a agc gcc gtt ctt gat	1296
			s Ser Ala Val Leu Asp	
122 11-1	260	265	270	
ctt tta aaa acg	ctc gac gag c	cg gaa acc gta	a ttc ctg ggc gtt gac	1344
			l Phe Leu Gly Val Asp	
275		280	285	
cga ctg gac tao	c acc aag ggc a	itt ttg cag cg	c ctg ctt gcg ttt gag	1392
			g Leu Leu Ala Phe Glu	
290		295	300	
gaa ctg ctg ga	a tcc ggc gcg 1	ttg gag gcc ga	c aaa gct gtg ttg ctg	1440
			sp Lys Ala Val Leu Leu	
305	310		315	
cag gtc gcg ac	g cct tcg cgt	gag cgc att ga	at cac tat cgt gtg tcg	1488
			sp His Tyr Arg Val Ser	
320	325	33	335	
cgt tcg cag gt	tc gag gaa gcc	gtc ggc cgt at	tc aat ggt cgt ttc ggt	1536
Arg Ser Gln Va	al Glu Glu Ala	Val Gly Arg I	le Asn Gly Arg Phe Gly	
	340	345	350	
cgc atg ggg cg	gt ccc gtg gtg	cat tat cta c	ac agg tca ttg agc aaa	1584
Arg Met Gly A	rg Pro Val Val	His Tyr Leu H	is Arg Ser Leu Ser Lys	
	55	360	365	
			at gtc atg ctg gtt acg	
Asn Asp Leu G	ln Val Leu Tyr	Thr Ala Ala A	Asp Val Met Leu Val Thr	
370		375	380	

cct ttt aaa gac ggt atg aac ttg gtg gct aaa gaa ttc gtg gcc aac 1680
Pro Phe Lys Asp Gly Met Asn Leu Val Ala Lys Glu Phe Val Ala Asn
385 390 395
cac cgc gac ggc act ggt gct ttg gtg ctg tcc gaa ttt gcc ggc gcg 1728
His Arg Asp Gly Thr Gly Ala Leu Val Leu Ser Glu Phe Ala Gly Ala
400 405 410 415
gcc act gag ctg acc ggt gcg tat tta tgc aac cca ttt gat gtg gaa 1776
Ala Thr Glu Leu Thr Gly Ala Tyr Leu Cys Asn Pro Phe Asp Val Glu
420 425 430
tcc atc aaa cgg caa atg gtg gca gct gtc cat gat ttg aag cac aat 1824
Ser Ile Lys Arg Gln Met Val Ala Ala Val His Asp Leu Lys His Asn
435 440 445
ccg gaa tct gcg gca acg cga atg aaa acg aac agc gag cag gtc tat 1872
Pro Glu Ser Ala Ala Thr Arg Met Lys Thr Asn Ser Glu Gln Val Tyr
450 455 460
acc cac gac gtc aac gtg tgg gct aat agt ttc ctg gat tgt ttg gcg 1920
Thr His Asp Val Asn Val Trp Ala Asn Ser Phe Leu Asp Cys Leu Ala
465 470 475
cag tcg gga gaa aac tca tgaaccgcgc acgaatcgcg accattaga a
Gln Ser Gly Glu Asn Ser
480 485
ttetteeget tgetttaetg etggegteet gtggtteaga caeegtggaa atgacagatt 2028
ccacctggtt ggtgaccaat atttacaccg atccagatga gtcgaattcg atcagtaatc 2088
ttgtcatttc ccagcccagc ttagattttg gcaattcttc cctgtctggt ttcactggct 2148 gtgtgccttt tacggggcgt gcggaattct tccaaaatgg tgagcaaagc tctgttctgg 2208
atgccgatta tgtgaccttg tcttccctgg atttcgataa acttcccgat gattgccaag 2268
gacaagaact caaagttcat aacgagctgg ttgatcttct gcctggttct tttgaaatct 2328
ccaggacttc tggttcagaa atcttgctga ctagcgatgt c 2369
[0090]

<210> 30

<211	> 48	5													
< 212	> PR	T													
< 213	> Br	evib	acte	rium	lac	tofe	rmen	tum							
<400															
Met	Asp	Asp	Ser	Asn	Ser	Phe	Val	Val	Val .	Ala	Asn .	Arg	Leu		Val
1				5					10					15	
Asp	Met	Thr	Val	His	Pro	Asp	Gly	Ser	Tyr	Ser	Ile	Ser	Pro	Ser	Pro
			20					25					30		
Gly	Gly	Leu	Val	Thr	Gly	Leu	Ser	Pro	Val	Leu	Glu	Gln	His	Arg	Gly
		35					40					45			
Cys	Trp	Val	Gly	Trp	Pro	Gly	Thr	Val	Asp	Val	Ala	Pro	Glu	Pro	Phe
	50					55					60				
Arg	Thr	Asp	Thr	Gly	Val	Leu	Leu	His	Pro	Val	Val	Leu	Thr	Ala	Ser
65					70					7 5					80
Asp	Tyr	Glu	Gly	Phe	Tyr	Glu	Gly	Phe	Ser	Asn	Ala	Thr	Leu	Trp	Pro
				85					90					95	
Leu	Phe	His	Asp	Leu	Ile	Val	Thr	Pro	Val	Tyr	Asn	Thr	Asp	Trp	Trp
			100	1				105					110		
His	Ala	Phe	Arg	Glu	ı Val	Asn	Leu	Lys	Phe	Ala	Glu	Ala	Val	Ser	Gln
		115					120					125			
Val	Ala	a Ala	His	s Gly	, Ala	Thr	Val	Trp	Val	Gln	Asp	Tyr	Glr	Leu	Leu
	130					135					140				
Leι	i Val	l Pro	o Gly	y Ile	e Leu	ı Arg	Gln	Met	Arg	Leu	Asp	Leu	Lys	s Ile	e Gly
145	5				150)				155	i				160
Pho	e Pho	e Le	u Hi	s Il	e Pro	o Phe	e Pro	Ser	Pro	Asp	Leu	Phe	e Ar	g Gli	n Leu
				16					170					179	
Pr	o Tr	p Ar	g Gl	u Gl	u Ile	e Va	l Arg	g Gl	y Met	t Lei	ı Gly	, A1:	a As	р [е	u Val

				180					185					190		
Gly	Phe	Н	is	Leu	Val	Gln	Asn	Ala	Glu	Asn	Phe	Leu	Ala	Leu	Thr	Gln
		1	95					200					205			
Gln	Val	A	la	Gly	Thr	Ala	Gly	Ser	His	Val	Gly	Gln	Pro	Asp	Thr	Leu
	210	ļ					215					220				
Gln	Val	S	er	Gly	Glu	Ala	Leu	Val	Arg	Glu	Ile	Gly	Ala	His	Val	Glu
225						230					235					240
Thr	Ala	ı A	sp	Gly	Arg	Arg	Val	Ser	Val	Gly	Ala	Phe	Pro	Ile	Ser	Ile
					245					250					255	
Asp	Va:	l (lu	Met	Phe	Gly	Glu	Ala	Ser	Lys	Ser	Ala	Val	Leu	Asp	Leu
				260		٠			265					270		
Leu	Ly	s]	[hr	Leu	Asp	Glu	Pro	Glu	Thr	Val	Phe	Leu	Gly	Val	Asp	Arg
			275					280					285		•	
Leu	As	p '	Гуr	Thr	Lys	Gly	Ile	Leu	Gln	Arg	Leu			Phe	Glu	Glu
	29						295					300				01 .
Leu	Le	u 1	Glu	Ser	G13	y Ala	Leu	Glu	Ala	Asp			. Val	Lei	ı Let	Gln
305						310					315			¥7 = 1		320
Va l	Al	a	Thr	Pro	Se ₁	r Arg	Glu	Arg	Ile			s Tyr	Arg	g va.		Arg
					325					33(61		D.L.	335	
Sei	c Gl	n	Va l	l Glu	a Gl	u Ala	ı Val	l G13			e Ası	n Giy	Arg			y Arg
				340				_	345			- Ca-	. 10	35		e Asn
Me	t G	y			o Va	l Va	l His			1 H1:	S Ar	g Sei	36		т гу	s Asn
			35				ml.	360		- Ac	n Va	1 Me			1 Th	r Pro
As			Gl	n Va	l Le	u Ty			a A 1 a	a AS	p va	38		u , u		r Pro
		70		9.1	W -		37		1 A 1	a I w	e (1			1 A1	a As	n His
		ys	AS	p Gl	у ме			u ya	I AI	ч гу	39		. , u			n His 400
38			C 1	m1	A1	39		u Va	1 1 6	11 Se			e Al	a Gl	y Al	a Ala
Ar	g A	sp	GI	у іл			a Lc	u ya	. LC	u 30 41				_	41	
					4(,,,					-					

Thr Glu Leu Thr Gly Ala Tyr Leu Cys Asn Pro Phe Asp Val Glu Ser
420 425 430

Ile Lys Arg Gln Met Val Ala Ala Val His Asp Leu Lys His Asn Pro

Glu Ser Ala Ala Thr Arg Met Lys Thr Asn Ser Glu Gln Val Tyr Thr
450 455 460

His Asp Val Asn Val Trp Ala Asn Ser Phe Leu Asp Cys Leu Ala Gln 465 470 475 480

Ser Gly Glu Asn Ser

485

[0091]

<210> 31

<211> 2956

<212> DNA

<213> Brevibacterium lactofermentum

<220>

<221> CDS

<222> (82)..(2514)

<220>

<221> misc_feature

<222> (2953)

 $\langle 223 \rangle$ n=a or g or c or t

<400> 31

ttttcccacg cagggaaggc gtgaacacta agatcgagga cgtaccgcac gattttgcct 60
aacttttaag ggtgtttcat c atg gca cgt cca att tcc gca acg tac agg 111
Met Ala Arg Pro Ile Ser Ala Thr Tyr Arg

						1				5					10	
ctt	caa	atg	cga	gga	cct	caa	gca	gat	agc	gcc	ggg	cgt	ttc	ttt	ggt	159
Leu	Gln	Met	Arg	Gly	Pro	Gln	Ala	Asp	Ser	Ala	Gly	Arg	Phe	Phe	Gly	
				15					20					25		
ttt	gcg	cag	gcc	aaa	gcc	cag	ctt	ссс	tat	ctg	aag	aag	cta	ggc	atc	207
Phe	Ala	Gln	Ala	Lys	Ala	Gln	Leu	Pro	Tyr	Leu	Lys	Lys	Leu	Gly	Ile	
			30					35					40			
agc	cac	ctg	tac	ctc	tcc	cct	att	ttt	acg	gcc	atg	cca	gat	tcc	aat	255
Ser	His	Leu	Tyr	Leu	Ser	Pro	Ile	Phe	Thr	Ala	Met	Pro	Asp	Ser	Asn	
		45					50					55				
cat	ggc	tac	gat	gtc	att	gat	ccc	acc	gcc	atc	aat	gaa	gag	ctc	ggt	303
His	Gly	Tyr	Asp	Val	Ile	Asp	Pro	Thr	Ala	Ile	Asn	Glu	Glu	Leu	Gly	
	60					65					70					
												cac				351
Gly	Met	Glu	Gly	Leu	Arg	Asp	Leu	Ala	Ala	Ala	Thr	His	Glu	Leu		
7 5					80					85					90	
												ggt				399
Met	Gly	Ile	Ile	Ile	Asp	Ile	Val	Pro	Asn	His	Leu	Gly	Val			
				95					100					105		
												aac				447
Pro	His	Leu	Asn	Pro	Trp	Trp	Trp	Asp	Val	Leu	Lys	Asn			Asp	
			110					115					120			405
															ggt	495
Ser	Ala	Phe	Glu	ı Phe	Tyr	Phe			Asp	Trp	His			Asn	Gly	
		125					130					135				E 4 0
															gaa	543
Ser	Gly	Gly	y Lys	s Lei	ı Gly	y Met	Pro	o Ile	e Let	ı Gly			ı G13	, Asi	Glu	
	140					145					150					F.0.1
gao	aag	g cta	g ga	a tto	gcg	g gag	g cti	t gat	t gga	a gaş	g aaa	a gtg	cto	aaa	a tat	591

Asp Lys Leu Glu Phe Ala Glu Leu Asp Gly Glu Lys Val Leu Lys Tyr	
155 160 165 170	
ttt gac cac ctc ttc cca atc gcg cct ggt acc gaa gaa ggg aca ccg	639
Phe Asp His Leu Phe Pro Ile Ala Pro Gly Thr Glu Glu Gly Thr Pro	
175 180 185	
caa gaa gtc tac aag cgc cag cat tac cgc ctg cag ttc tgg cgc gac	687
Gln Glu Val Tyr Lys Arg Gln His Tyr Arg Leu Gln Phe Trp Arg Asp	
105 200	
ggc gtg atc aac ttc cgt cgc ttc ttt tcc gtg aat acg ttg gct ggc	735
Gly Val Ile Asn Phe Arg Arg Phe Phe Ser Val Asn Thr Leu Ala Gly	
215	
atc agg caa gaa gat ccc ttg gtg ttt gaa cat act cat cgt ctg ctg	g 783
Ile Arg Gln Glu Asp Pro Leu Val Phe Glu His Thr His Arg Leu Le	
230	
cgc gaa ttg gtg gcg gaa gac ctc att gac ggc gtg cgc gtc gat ca	c 831
Arg Glu Leu Val Ala Glu Asp Leu Ile Asp Gly Val Arg Val Asp Hi	
245 25	
235 240	
ccc gac ggg ctt tcc gat cct ttt gga tat ctg cac aga ctc cgc ga	
Pro Asp Gly Leu Ser Asp Pro Phe Gly Tyr Leu His Arg Leu Arg As	•
299	tt 927
ctc att gga cct gac cgc tgg ctg atc atc gaa aag atc ttg agc gt	
Leu Ile Gly Pro Asp Arg Trp Leu Ile Ile Glu Lys Ile Leu Ser Va	
270	ac 975
gat gaa cca ctc gat ccc cgc ctg gcc gtt gat ggc acc act ggc t	
Asp Glu Pro Leu Asp Pro Arg Leu Ala Val Asp Gly Thr Thr Gly T	J1
285 290 295	ag 1023
gac ccc ctc cgt gaa ctc gac ggc gtg ttt atc tcc cga gaa tct g	, 0
Asp Pro Leu Arg Glu Leu Asp Gly Val Phe Ile Ser Arg Glu Ser G	_{[1} u
300 305 310	

gac aga tto too at	g ttg gcg ctg	acc cac agt	gga tcc acc tgg ga	it 1071
			Gly Ser Thr Trp As	
315	320	325	33	
	a tcc acg gag	gaa agc ctc	aaa cga gtc gtc g	cg 1119
			Lys Arg Val Val A	
33		340	345	
caa caa gaa ctc go	a gcc gaa atc	tta agg ctc	gcc cgc gcc atg c	gc 1167
Gln Gln Glu Leu Al	a Ala Glu Ile	e Leu Arg Leu	Ala Arg Ala Met A	rg
350		355	360	
			acc gaa gac aaa c	
Arg Asp Asn Phe Se	er Thr Ala Gl	y Thr Asn Val	Thr Glu Asp Lys L	eu
365	370		375	
			g ccc gtc tac cgc g	
Ser Glu Thr Ile I	le Glu Leu Va	1 Ala Ala Me	t Pro Val Tyr Arg A	la
380	385		390	.4_ 1911
			c gtc atc gcg gag a	
Asp Tyr Ile Ser L	eu Ser Arg Th		r Val Ile Ala Glu M -	
395	400	40		410 gcc 1359
			c gac ctc atc tcg	
			u Asp Leu Ile Ser . 425	ліа
	115	420		tgc 1407
			c ttc gcc caa gtc	
	Asn Gly Glu A	435	g Phe Ala Gln Val	-•
430	-00 000 ggt g		cc acc ttc tac cgc	gca 1455
			hr Thr Phe Tyr Arg	
Gry Ara var Met 1		50	455	
			gc gcg ccg ggc agg	ttc 1503
			ly Ala Pro Gly Arg	
Der hig Lea , ai		_		

460	465	470
	ca gaa ttc cac tt	tg ctg cag gaa gaa cgc agc ctg 1551
		eu Leu Gln Glu Glu Arg Ser Leu
475	480	485 490
ctg tgg cca cgc a	cc atg acc acc tt	tg tcc acg cac gac acc aaa cgc 1599
Leu Trp Pro Arg T	hr Met Thr Thr Le	eu Ser Thr His Asp Thr Lys Arg
	.95	500 505
		te tee etg tee gaa gte eee gat 1647
Gly Glu Asp Thr A	Arg Ala Arg Ile Il	le Ser Leu Ser Glu Val Pro Asp
510		520
		tt ttc gca gtg ctc ccc gcg cca 1695
Met Tyr Ser Glu I	Leu Val Asn Arg V	Val Phe Ala Val Leu Pro Ala Pro
525	530	535
		cta caa aac ctg ctg ggc gta tgg 1743
Asp Gly Ala Thr (Gly Ser Phe Leu L	Leu Gln Asn Leu Leu Gly Val Trp
540	545	550
		gcg cig cgc gut ogu tre ago c
Pro Ala Asp Gly		Ala Leu Arg Asp Arg Phe Arg Glu 565 570
555	560	000
		gea tee aca aaa ace aca coe
Tyr Ala Leu Lys		Ala Ser Thr Lys Thr Thr Trp Val
	575	700
		gog gio igo gui igo a o o o
		Ala Val Cys Asp Trp Val Glu Ala 595 600
590		tta atc acc gaa ttt gtc tcc cac 1935
		Leu Ile Thr Glu Phe Val Ser His
	610	615
605		tcc tta ggt agg aaa ctg ctg caa 1983
atc aac cgt ggc	ici gig aai aic	

Ile Asn Arg Gly	Ser Val Asn	Ile Ser Leu G	ly Arg Lys Leu Leu Gln	
620	625		630	
atg gtg ggc gct	gga atc ccc	gac act tac c	caa gga act gag ttt tta	2031
			Gln Gly Thr Glu Phe Leu	
635	640		650	
gaa gac tcc ctg	g gta gat ccc	gat aac cga d	ege ttt gtt gat tac acc	2079
			Arg Phe Val Asp Tyr Thr	
	655	660	665	
gcc aga gaa caa	a gtc ctg gag	cgc ctg caa	acc tgg gat tgg acg cag	2127
			Thr Trp Asp Trp Thr Gln	
670		675	680	
gtt aat tcg gt	a gaa gac ttg	gtg gat aac	gcc gac atc gcc aaa atg	2175
Val Asn Ser Va	l Glu Asp Leu	Val Asp Asn	Ala Asp Ile Ala Lys Met	
685		690	695	
gcc gtg gtc ca	t aaa tcc ctc	gag ttg cgt	gct gaa ttt cgt gca agc	2223
Ala Val Val Hi	s Lys Ser Leu	ı Glu Leu Arg	Ala Glu Phe Arg Ala Ser	
700	705	j.	710	
ttt gtt ggt gg	a gat cat cag	g gca gta ttt	ggc gaa ggt cgc gca gaa	2271
Phe Val Gly Gl	y Asp His Gli	n Ala Val Phe	Gly Glu Gly Arg Ala Glu	
715	720		725 730	
tcc cac atc at	tg ggc atc gc	c cgc ggt aca	gac cga aac cac ctc aac	2319
Ser His Ile Me	et Gly Ile Al	a Arg Gly Thr	Asp Arg Asn His Leu Asn	
	735	740	745	
atc att gct c	tt gct acc cg	t cga cca ctg	atc ttg gaa gac cgt ggc	2367
Ile Ile Ala Lo	eu Ala Thr Ar	g Arg Pro Leu	Ile Leu Glu Asp Arg Gly	,
79	50	7 55	760	
			ggt gga caa tgg gaa gad	
Gly Trp Tyr A	sp Thr Thr Va	l Thr Leu Pro	Gly Gly Gln Trp Glu Asp)
765		770	775	

agg ctc acc ggg caa cgc ttc agt ggt gtt gtc cca gcc acc gat ttg 2463 Arg Leu Thr Gly Gln Arg Phe Ser Gly Val Val Pro Ala Thr Asp Leu 790 785 780 ttc tca cat tta ccc gta tct ttg ttg gtt tta gta ccc gat agt gag 2511 Phe Ser His Leu Pro Val Ser Leu Leu Val Leu Val Pro Asp Ser Glu 810 805 800 795 ttt tgatccctgc acaggaaagt tagcggcgct actatgaacg atcgatatgt 2564 Phe ctgacaacac teteteecaa tttggeagtt actaecacga atteegaegt geecateeca 2624 tggccgacgt cgaattcctc ctagcaattg aagaattact cacagacggt ggtgtcacct 2684 tcgatcgcgt caccacacgc atcaaagaat ggtcaagcct gaaagccaag gctcgcaagc 2744 gtcgcgacga tggctcgttg atctaccctg atccgcgcaa agacatccac gacatgatcg 2804 gtgttcggat caccacgtac cactccacgg aaattcccgt ggccttaaaa gtgctccaag 2864 actccttcat cgtccacaaa tccgtagaca aagccgctga aactcgcatc tcaggcggct 2924 2956 ttggttacgg ctcccaccac caaggattnt ag [0092] <210> 32 ⟨211⟩ 811 <212> PRT

<400> 32

<213> Brevibacterium lactofermentum

Met Ala Arg Pro Ile Ser Ala Thr Tyr Arg Leu Gln Met Arg Gly Pro

1 5 10 15

Gln Ala Asp Ser Ala Gly Arg Phe Phe Gly Phe Ala Gln Ala Lys Ala
20 25 30

Gln Leu Pro Tyr Leu Lys Lys Leu Gly Ile Ser His Leu Tyr Leu Ser
35 40 45

Pro Ile Phe Thr Ala Met Pro Asp Ser Asn His Gly Tyr Asp Val Ile

	50					55					60				
Asp	Pro	Thr	Ala	Ile	Asn	Glu	Glu	Leu	Gly	Gly	Met	Glu	Gly	Leu	Arg
65					70					7 5					80
Asp	Leu	Ala	Ala	Ala	Thr	His	Glu	Leu	Gly	Met	Gly	Ile	Ile	Ile	Asp
				85					90					95	
Ile	Val	Pro	Asn	His	Leu	Gly	Val	Ala	Val	Pro	His	Leu	Asn	Pro	Trp
			100					105					110		
Trp	Trp	Asp	Val	Leu	Lys	Asn	Gly	Lys	Asp	Ser	Ala	Phe	Glu	Phe	Tyr
		115					120					125			
Phe	Asp	Ile	Asp	Trp	His	Glu	Asp	Asn	Gly	Ser	Gly	Gly	Lys	Leu	Gly
	130					135					140				
Met	Pro	Ile	Leu	Gly	Ala	Glu	Gly	Asp	Glu	Asp	Lys	Leu	Glu	Phe	Ala
145					150					155					160
Glu	Leu	Asp	Gly	Glu	Lys	Val	Leu	Lys	Tyr	Phe	Asp	His	Leu	Phe	Pro
				165					170					175	
Ile	Ala	Pro	Gly	Thr	Glu	Glu	Gly	Thr	Pro	Gln	Glu	Val	Tyr	Lys	Arg
			180					185					190		
Gln	His	Tyr	Arg	Leu	Gln	Phe	Trp	Arg	Asp	Gly	Val	Ile	Asn	Phe	Arg
		195					200					205			
Arg	Phe	Phe	Ser	Val	Asn	Thr	Leu	Ala	Gly	Ile	Arg	Gln	Glu	Asp	Pro
	210					215				•	220				
Leu	Val	Phe	Glu	His	Thr	His	Arg	Leu	Leu	Arg	Glu	Leu	Val	Ala	Glu
225					230					235					240
Asp	Leu	Ile	Asp	Gly	Val	Arg	Val	Asp	His	Pro	Asp	Gly	Leu		Asp
				245					250					255	
Pro	Phe	Gly	Tyr	Leu	His	Arg	Leu	Arg	Asp	Leu	Ile	Gly	Pro	Asp	Arg
			260					265					270		
Trp	Leu	Ile	Ile	Glu	Lys	Ile	Leu	Ser	Val	Asp	Glu			Asp	Pro
		275					280					285			

Arg Leu Ala Val Asp Gly Thr Thr Gly Tyr Asp Pro Leu Arg Glu Leu
290 295 300
Asp Gly Val Phe Ile Ser Arg Glu Ser Glu Asp Lys Phe Ser Met Leu
305 310 315 320
Ala Leu Thr His Ser Gly Ser Thr Trp Asp Glu Arg Ala Leu Lys Ser
325 330 335
Thr Glu Glu Ser Leu Lys Arg Val Val Ala Gln Gln Glu Leu Ala Ala
340 345 350
Glu Ile Leu Arg Leu Ala Arg Ala Met Arg Arg Asp Asn Phe Ser Thr
355 360 365
Ala Gly Thr Asn Val Thr Glu Asp Lys Leu Ser Glu Thr Ile Ile Glu
370 375 380
Leu Val Ala Ala Met Pro Val Tyr Arg Ala Asp Tyr Ile Ser Leu Ser
385 390 395 400
Arg Thr Thr Ala Thr Val Ile Ala Glu Met Ser Lys Arg Phe Pro Ser
405 410 415
Arg Arg Asp Ala Leu Asp Leu Ile Ser Ala Ala Leu Leu Gly Asn Gly
420 425 430
Glu Ala Lys Ile Arg Phe Ala Gln Val Cys Gly Ala Val Met Ala Lys
445
Gly Val Glu Asp Thr Thr Phe Tyr Arg Ala Ser Arg Leu Val Ala Leu
460
Gln Glu Val Gly Gly Ala Pro Gly Arg Phe Gly Val Ser Ala Ala Glu
475 480
400
Phe His Leu Leu Gln Glu Glu Arg Ser Leu Leu Trp Pro Arg Thr Met 485 490 495
400
Thr Thr Leu Ser Thr His Asp Thr Lys Arg Gly Glu Asp Thr Arg Ala 500 505 510
300
Arg Ile Ile Ser Leu Ser Glu Val Pro Asp Met Tyr Ser Glu Leu Val

	Ę	515					520					525			
Asn A	rg '	Val	Phe	Ala	Val	Leu	Pro	Ala	Pro	Asp	Gly	Ala	Thr	Gly	Ser
5	30					535					540				
Phe L	eu]	(Leu	Gln	Asn	Leu	Leu	Gly	Val	Trp	Pro	Ala	Asp	Gly	Val	Ile
545					550					555					560
Thr A	sp	Ala	Leu	Arg	Asp	Arg	Phe	Arg	Glu	Tyr	Ala	Leu	Lys	Ala	Ile
				565					570					575	
Arg (Glu	Ala	Ser	Thr	Lys	Thr	Thr	Trp	Val	Asp	Pro	Asn	Glu	Ser	Phe
			580					585					590		
Glu A	Ala	Ala	Val	Cys	Asp	Trp	Val	Glu	Ala	Leu	Phe	Asp	Gly	Pro	Ser
		595					600					605			
Thr S	Ser	Leu	Ile	Thr	Glu	Phe	Val	Ser	His	Ile	Asn	Arg	Gly	Ser	Val
. 6	610					615					620				
Asn	Ile	Ser	Leu	Gly	Arg	Lys	Leu	Leu	Gln	Met	Val	Gly	Ala	Gly	Ile
625					630					635	ı				640
Pro	Asp	Thr	Tyr	Gln	Gly	Thr	Glu	Phe	Leu	Glu	Asp	Ser	Leu	Val	Asp
				645					650					655	
Pro	Asp	Asn	Arg	Arg	Phe	Val	Asp	Tyr	Thr	Ala	Arg	Glu	Gln	Val	Leu
			660					665		-			670		
Glu	Arg	Leu	ıGln	Thr	Trp	Asp	Trp	Thr	Gln	∖Va]	l Asn	Ser	Val	Glu	Asp
		675					680					685			
Leu	Val	Asp	Asn	Ala	Asp	Ile	e Ala	Lyŝ	Met	Ala	a Val	Val	His	Lys	Ser
	690					695					700				
Leu	Glu	Let	ı Arg	Ala	Glu	ı Phe	e Arg	, Ala	a Ser	Pho	e Val	lGly	y Gly	Asp	His
705					710					71					720
Gln	Ala	Va	l Phe	Gl	y Gli	ı Gl	y Arg	g Ala	a Glu	ı Se	r His	s Ile	e Met		, [le
				725					730					738	
Ala	Arg	G1	y Th	r Asj	p Ar	g As	n His	s Le	u Ası	n Il	e Il	e Ala			1 Thr
			74)				74	5				750)	

Arg Arg Pro Leu Ile Leu Glu Asp Arg Gly Gly Trp Tyr Asp Thr Thr
755 760 765

Val Thr Leu Pro Gly Gly Gln Trp Glu Asp Arg Leu Thr Gly Gln Arg

770 775 780

Phe Ser Gly Val Val Pro Ala Thr Asp Leu Phe Ser His Leu Pro Val

785 790 795 800

Ser Leu Leu Val Leu Val Pro Asp Ser Glu Phe

805 810

[0093]

<210> 33

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR

<400> 33

ccaaaatcga taacatcaat cgagatcggg

30

[0094]

<210> 34

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: primer for PCR

<400> 34

cttgatcgat taaaaacgct cgacgagccg

30

【書類名】 要約書

【要約】

【課題】 コリネ型細菌を用いた発酵法によるL-グルタミン酸の製造において、トレハロースの副生を抑制し、L-グルタミン酸の生産効率を向上させること。

【解決手段】 トレハロース合成能を、例えば、トレハロースー6ーリン酸シンターゼをコードする遺伝子、又はマルトオリゴシルトレハロースシンターゼをコードする遺伝子又はこれらの両方の遺伝子を破壊することにより低下又は欠失し、かつ、Lーグルタミン酸生産能を有するコリネ型細菌を培地に培養し、同培地中にLーグルタミン酸を生成、蓄積させ、同培地からLーグルタミン酸を採取することにより、Lーグルタミン酸を製造する。

【選択図】 なし

出願人履歴情報

識別番号

[000000066]

1. 変更年月日 1991年 7月 2日

[変更理由] 住所変更

住 所 東京都中央区京橋1丁目15番1号

氏 名 味の素株式会社